# БОРРЕЛИОЗ ЛАБОРАТОРНЫХ КРОЛИКОВ

# © Л. А. Григорьева

Боррелиоз лабораторных кроликов проявляется в виде хронической инфекции с рецидивами в весенне-осенний период. Клиническая картина: дерматоульцелярные поражения, серозно-фибринозные артриты, сопровождающиеся лимфоцитозом и боррелиемией.

Болезнь Лайма регистрируют у многих диких (Bosler e. a., 1983; Bergmann e. a., 1992) и домашних (Doby e. a., 1988; Mukolwe e. a., 1992; Daniels e. a., 1993) животных. Клиника боррелиоза проявляется инфекционными артритами у собак (Uilenberg, 1986) и крупного рогатого скота (Knutson e. a., 1992). Антитела к боррелии Бургдорфера обнаружены у лошадей и собак (Doby e. a., 1988), овец и коз (Bergmann e. a., 1992). Сообщается о заражении кроликов через укусы *Ixodes scapularis* (Mukolwe e. a., 1992). При экспериментальном заражении новозеландских белых кроликов путем внутривенного и внутрибрюшинного введения содержащей *Borreliae burgdorferi* суспензии средней кишки *I. scapularis* и *I. pacificus* Бургдорфер (Burgdorfer, 1984) отмечал через 12–15 дней спирохетемию, достаточную для инфицирования 30 % клещей, накормленных на этих кроликах.

Как удобный и доступный лабораторный объект и как модель позвоночного хозяина кроликов можно использовать для изучения взаимоотношений боррелий и клещей-переносчиков. Но это требует более тщательного изучения длительности спирохетемии и клинической картины заболевания, чему мы и посвятили сообщение.

Клинико-гематологическим исследованиям подвергли трех самок кроликов породы серебристый и белый великан, на которых кормили самок *I. persulcatus*, собранных в Чудовском р-не Новгородской обл. Зараженность имаго в этих местах, по нашим данным, составила 89.7 % для самок и 62.5 % — для самцов за 1994 г. при исследовании материала средней кишки в режиме темного поля и аноптрального контраста. Клещей, собранных 24—25 мая 1994 г., кормили на ушах и спине кроликов. Продолжительность питания составляла 10—12 дней.

Из опытных животных только у одного проявились клинические признаки заболевания. Через 1.5–2 мес. после кормления клещей в области заплюсневых суставов обнаружили изъязвления кожи, которые на 15–20-й день оформились в язвы, диаметром 2–2.5 см, с хорошо выраженным утолщенным демаркационным валиком. Незначительная кровоточивость язв наблюдалась в течение первого месяца после их образования. Вяло текущая грануляция привела к омозолению и приостановке активного процесса к концу октября.

Мазки делали из капиллярной крови кожи ушей, пальцев, спины. Тонкие мазки крови фиксировали 100 %-ным этанолом и окрашивали по модифицированному методу Гимза (Лилли, 1969). Боррелии были обнаружены в крови только из мест специфического язвенного поражения кожи пяточной области при обострениях и рецидиве инфекции. В период ремиссии боррелий в периферической крови не находили.

Обнаруженные микроорганизмы типичной для боррелий формы слабо выраженной спирали с 5–7 витками, 4.32–4.95 мкм в длину и 0.27–0.45 мкм в ширину. Единичные или по 2–3 особи располагались между клетками крови без образования характерных для спирохет "клубков".

У инфицированного животного все физиологические отправления осуществлялись нормально, сохранилась репродуктивная функция. В апреле следующего года отмечен рецидив, возобновилась кровоточивость язв. Выявили значительное изменение картины крови. При нормальном количестве эритроцитов, 6.3 млн/мкл, наблюдалась их агрегация в "монетные столбики", что не считается патологией, но из исследованных нами случаев была только у инфицированного. Наряду с увеличением общего количества лейкоцитов до 12.8 тыс./мкл отметили возрастание доли лимфоцитов до 86.4 % в лейкоцитарной формуле, что является признаком активной иммунной защиты и образования антител к возбудителю (см. таблицу). Через месяц движения стали затрудненными из-за хромоты на правую заднюю конечность. Наружный осмотр выявил артрит коленного сустава. При патолого-анатомическом вскрытии умертвленного животного отмечено увеличение подколенных и паховых лимфатических узлов, а так же скопление серознофибринозного эксудата в полости коленного сустава и отечность околосуставных тканей пораженной конечности.

Таким образом, боррелиоз у лабораторных кроликов проявляется вяло текущей хронической инфекцией с рецидивами в весенне-летний период в виде

Лейкоцитарная формула кролика в период рецидива боррелиоза Leukocyte formula of rabbit during borreliosis recurrences

_	Б	Э	Н					
			M	Ю	П	С	11	M
	0.62	1.2	0	0	2.3	7.7	86.4	1.8

Примечание. Количество тромбоцитов — 243.7 тыс./мкл. Объяснение см. в тексте.

дерматоульцелярных поражений и серозно-фибринозных артритов, сопровождающихся лимфоцитозом и боррелиемией.

Обращает на себя внимание факт сезонного проявления клинических признаков инфекции и одновременного появления в периферической крови млекопитающих боррелий. Аналогичные сведения приводит Кнатсен с соавторами (Knutson e. а., 1992), указывая на корреляцию между числом хромающих коров и титром антител к Borrelia burgdorferi весной и летом в штате Миннесота. Так что совпадение периодов сезонной активности клещей и боррелиемии млекопитающих обеспечивает, вероятно, надежные пути движения возбудителя между млекопитающими и переносчиками.

Работа выполнена при финансовой поддержке Российского фонда фундаментальных исследований.

#### Список литературы

Лилли Р. Патогистологическая техника и практическая гистохимия. М., Мир, 1969, 645 с.

Bergmann J., Liebisch A., Pohlmeyer K. Borreliose Zum Vorkommen der einheimischen Borreliose bei Zecken, Wild und Haustieren in einem niedersachsischen Moor. // Vet. 1992. Vol. 7, N 2. P. 12-15.

Bosler E. M., Coleman J. L., Benach J. L. Natural distribution of the Ixodes dammini spirochete // Science. 1983. Vol. 220. P. 321-322.

Burgdorfer W. The New Zealand white rabbit: an experimental host for infecting ticks with Lyme disease spirochetes // Yale J. Biol. Med. 1984. Vol. 57. P. 609-612.

Daniels Th. J., Fish D., Levine J. F., Greco M. A., Eaton A. T., Padgett P. J., La Pointe D. A. Canine Exposure to Borrelia burgdorferi and Prevalence of Ixodes dammini (Acari: Ixodidae) on Deer as a Measure of Lyme Disease Risk in the Northeastern United States // J. Med. Entomol. 1993. Vol. 30, N 1. P. 171-178.

Doby J.-M., Chevrier S., Covatarmanach A. La Spirochetose a tiques par Borrelia Burgdorferi chez les chiens dans L'ouest De La France // Rec. Med. Vet. 1988. Vol. 164, N 5. P. 367-377.

Knutson K., Wells S., Bey R. Association of Antibody titer to Borrelia burgdorferi using whole Cell, Flagellum, and Cloned Protein Antigens in an Enzyme Assay and its Relationship with Clinical Lameness in Dairy Cattle // First International Conference of Tick-Borne Pathogens at the HostVector Interface. Abstracts. St.-Paul, Minnesota, 1992. P. 248.

Mukolwe S. W., Kocan A. A., Barker R. W., Kocan K. M., Murphy G. L. Attempted Transmission of Borrelia burgdorferi (Spirochaetales: Spirochaetaceae) (JDI strain) by Ixodes scapularis (Acari: Ixodidae), Dermacentor variabilis, and Amblyomma americanum // J. Med. Entomol. 1992. Vol. 29, N 4. P. 673-677.

Uilenberg G. Highlights in recent research on tick-borne diseases of domestic animals // J. Parasitol. 1986. Vol. 72, N 4. P. 485-491.

ЗИН РАН, Санкт-Петербург, 199034

Поступила 5.09.1995

## BORRELIOSIS OF LABORATORIAN RABBITS

### L. A. Grigoryeva

Key words: Borrelia burgdorferi, Ixodes persulcatus, rabbit.

# SUMMARY

The borreliosis of laboratorian rabbits displays as a chronic infection with recurrences during a spring-autumn season. The clinical picture includs a skin-ulocerous lesion, arthritis accompanied by lymphocytosis and borrelimia.